

СТРЕКАТЕЛЬНЫЕ КЛЕТКИ *POLYPODIUM HYDRIFORME* (CNIDARIA, POLYPODIOZOA)

© 2019 г. Е. В. Райкова^{1, *}, О. И. Райкова^{2, 3}

¹Институт цитологии РАН, Санкт-Петербург, 194064, Россия

²Зоологический институт РАН, Санкт-Петербург, 199034, Россия

³Кафедра зоологии беспозвоночных С.-Петербургского государственного университета, Санкт-Петербург, 199034, Россия

*E-mail: ekaterina.raikova@gmail.com

Поступила в редакцию 30.08.2018 г.

После доработки 23.11.2018 г.

Принята к публикации 25.11.2018 г.

Представлен обзор результатов изучения стрекательных клеток (книдоцитов) паразитической книдарии *Polypodium hydriforme* Ussov, 1885. Книдоциты *P. hydriforme* относятся к глютинантам и представлены двумя категориями: atrichous и holotrichous isorhiza. Обсуждаются их уникальные особенности: монаксонная симметрия книдоцильного аппарата у обеих категорий, вариации формы и величины книдоцилий у holotrichous isorhiza в сенсорных щупальцах, ранее не известная для глютинантов дополнительная пенетрантная функция и наличие двух рядов шипов на стрекательной нити. Проводится сравнение книдоцитов полиподия со стрекательными клетками свободноживущих книдарий и с полярными капсулами миксоспоридий – облигатных паразитов, причисленных теперь к типу Cnidaria. Впервые сопоставляются результаты изучения книдоцитов *P. hydriforme* методом электронной микроскопии, с одной стороны, и методами конфокальной микроскопии и иммуноцитохимии с антителами к α -тубулину и окраской фаллоидином, с другой стороны. Показано, что поперечно-исчерченные опорные палочки книдоцитов содержат тубулин и, вероятно, состоят из плотно спрессованных микротрубочек. Стрекательные клетки *P. hydriforme* предлагается рассматривать как ступень эволюции стрекательных клеток при переходе от свободного образа жизни книдарий к паразитизму.

Ключевые слова: *Polypodium hydriforme*, Cnidaria, Мухозоа, стрекательные клетки, книдоциты, иммуноцитохимия, тубулин, фаллоидин

DOI: 10.1134/S0041377119030088

В предлагаемой обзорной статье внимание фокусируется на стрекательных клетках *Polypodium hydriforme* как на основном признаке животных типа Cnidaria. Цель работы – обобщить современные данные об их особенностях, функционировании, сравнить их с похожими книдоцитами у свободноживущих книдарий и с полярными капсулами миксоспоридий, чтобы привлечь внимание исследователей к нашему объекту для решения проблемы эволюции стрекательных клеток.

ОБЩАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА СТРЕКАТЕЛЬНЫХ КЛЕТОК КНИДАРИЙ

Стрекательные клетки (книдоциты или нематоциты) характеризуют животных типа Cnidaria (стрекающих). Они обеспечивают основные жизненные функции этих беспозвоночных и служат для ловли добычи, защиты и передвижения по субстрату. В настоящее время книдоциты считаются элементами нервной системы. Стрекательные клетки издавна

привлекали к себе внимание исследователей как самые сложные, изящно и разнообразно устроенные клетки низших двухслойных животных. Имеется огромная литература по их строению и функциям (см., например, обзоры: Weill, 1934; Mariscal, 1974; Fautin, 2009). Поскольку книдарии в подавляющем большинстве – морские свободноживущие организмы, то многочисленные исследования стрекательных клеток относятся, прежде всего, к книдоцитам обитателей морей. Немало работ посвящено и стрекательным клеткам пресноводной гидры, обычного лабораторного объекта.

Стрекательные клетки книдарий классифицируются как по анатомическим особенностям, таким как форма и величина капсул, строение стрекательной нити, наличие или отсутствие стилетов, шипов и т.п., так и по функциональным признакам, где различаются пенетранты – пронзающие покровы, вольвенты, опутывающие участки жертвы, и клейкие глютинанты (Schultze, 1917). Описано более 30 разновидностей

выстреливших нитей (Weill, 1934; Werner, 1965; Боженова, 1988). Поэтому особенности стрекательных клеток часто помогают установить систематическое положение отдельных видов кишечнополостных.

РАСПРОСТРАНЕНИЕ, ЭКОНОМИЧЕСКОЕ И ТЕОРЕТИЧЕСКОЕ ЗНАЧЕНИЕ *POLYPODIUM HYDRIFORME*

P. hydriforme – паразит ооцитов осетровых рыб (черной икры), наносящий вред воспроизводительной системе осетровых и снижающий численность их стада. Поэтому он наносит урон рыбному хозяйству, и его изучение имеет большое экономическое значение. Действительно, на реке Кама нам встречались стерляди с тотальным заражением икры полиподием (при среднем заражении 78%), а на Северной Двине стерлядь заражена им почти на 100% (Ибрагимов, 2003). Крупные осетровые – осетр, севрюга, белуга (анадромные мигранты в отличие от пресноводной стерляди) – основные поставщики черной икры в бассейне Волги, были заражены в меньшей степени (Raikova, 1994). Изучение *P. hydriforme* также имеет важное теоретическое значение, так как до недавнего включения в тип Cnidaria группы Muxozoa, насчитывающей около 2200 видов (Okamura, Grul, 2015), полиподий был единственным эндопаразитом среди кишечнополостных. Он представлял собой единственный среди них пример многоклеточного организма, приспособившегося к длительному развитию внутри одной, также развивающейся клетки. Благодаря такому образу жизни у него выработались уникальные адаптации к паразитизму. А в свободноживущей фазе цикла полиподий, покинув во время нереста осетровых своего хозяина, целое лето живет в пресной воде как типичная кишечнополостная, и в этот период его жизненные функции обеспечиваются стрекательными клетками (Raikova, 2002). В этом случае, однако, эти клетки по сравнению с кишечнополостными других кишечнополостных играют более существенную роль при передвижении животного и решающую роль при заражении нового хозяина.

На основании цитоморфологических признаков, резко отличающих этот вид от остальных кишечнополостных (Raikova, 1988), *P. hydriforme* выделен в отдельный класс Polypodiozoa (Raikova, 1988). Позже обоснованность такого решения была подтверждена новыми цитоморфологическими (Raikova, 2005) и молекулярными данными (Evans et al., 2008) и поддержана в зоологической литературе (Bouillon, Воеро, 2000; Zapata et al., 2015; Kayal et al., 2018).

СХОДСТВО *P. HYDRIFORME* С МИКСОСПОРИДИЯМИ

Наряду с уникальными признаками организации *P. hydriforme* нами были отмечены поразительные черты сходства ранних (эмбриональных) стадий его развития, которые приходится на паразитическую фазу его цикла, с миксоспоридиями (Muxozoa) – облигатными паразитами водных животных, до недавнего времени считавшимися простейшими (Raikova, 1987; Успенская, Райкова, 2001; Райкова, 2005). Однако уже издавна основным (хрестоматийным) сходством миксоспоридий с кишечнополостными считается как раз наличие у них экстрозивных органоидов, которые называются полярными капсулами. Так, Вейл (Weill, 1934, 1938) первым высказал мнение о сходстве полярных капсул именно со стрекательными капсулами полиподия и о возможном родстве миксоспоридий с кишечнополостными. После множества молекулярно-биологических исследований в поисках подтверждения родства этих животных было показано (Siddall et al., 1995), что *P. hydriforme* приходится сестринской группой Muxozoa, и что класс Muxozoa следует удалить из типа Protozoa. Далее было установлено, что миксоспоридии относятся к кишечнополостным (см. обзор: Okamura, Grul, 2015). Таким образом, паразитических кишечнополостных сразу стало очень много, и представление о кишечнополостных как в основном о свободноживущих организмах было скорректировано, поскольку теперь на 11000 свободноживущих видов кишечнополостных приходится 2200 паразитических.

По сходству ряда морфологических признаков и по результатам молекулярно-филогенетических исследований выяснилось, что класс Polypodiozoa представляет собой связующее звено между свободноживущими кишечнополостными и Muxozoa. (Raikova, 2005; Zrzavý, 2013; Foox, Siddall, 2015; Okamura, Grul, 2015). Поэтому интерес к Polypodiozoa сильно возрос. В 2015 г. был расшифрован геном и транскриптом *P. hydriforme* и двух не близко родственных между собой миксоспоридий – *Kudoa iwatai* и *Muxobolus cerebralis* (Chang et al., 2015). Авторы подтвердили вывод, что *P. hydriforme* – это сестринский таксон по отношению к Muxozoa и установили, что внутри самого типа кишечнополостных ветвь Muxozoa вместе с *P. hydriforme* оказывается сестринской по отношению к ветви Medusozoa. Особенно важным для нас в их работе оказалось, что *P. hydriforme* по размеру генома (561 Mb) и составу генов сравним с другими кишечнополостными, (например, у гидры *Hydra magnipapillata* размер генома 1005 Mb, а у другого модельного объекта кишечнополостных *Nematostella vectensis* – 450 Mb). В то же время у исследованных этими же авторами видов миксоспоридий геном крайне редуцирован (у *Kudoa iwatai* – 22.5 Mb, самый маленький из ныне известных геномов животных) и в нем отсутствуют основ-

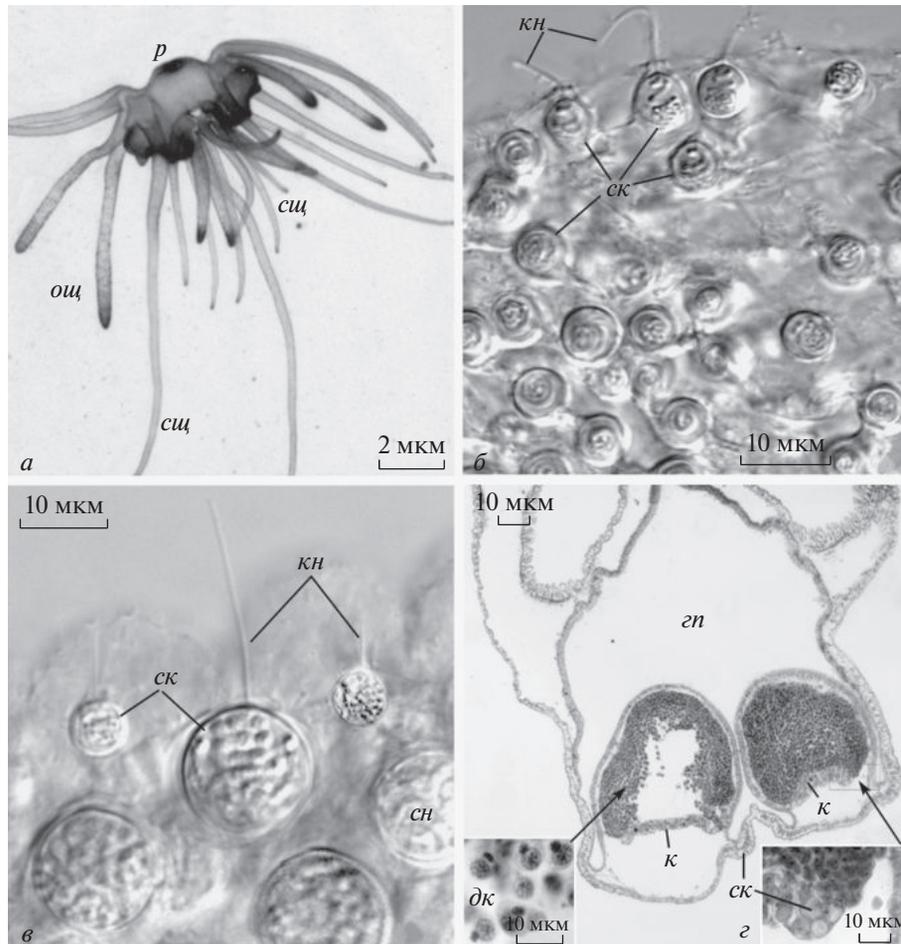


Рис. 1. Общий вид свободноживущего *Polypodium hydriforme* и стрекательные клетки в разных отделах тела. *а* – Общий вид живой 24-х щупальцевой особи, из: Raikova, 2002 с изменениями, публикуется по лицензии John Wiley and Sons № 4412061166599. *б* – Стрекательные клетки вокруг рта, дифференциальный контраст по Номарскому; из: Raikova, Raikova, 2016 с изменениями, публикуется по лицензии ELSEVIER № 4412051007103. *в* – Стрекательные клетки в опорном щупальце; дифференциальный контраст по Номарскому. *г* – Гистологический срез через половозрелую особь с гонадами-гаметофорами. Фиксация сулемой с уксусной кислотой, окраска гемалауном Майера. Врезка: *внизу слева* – двуядерные клетки, *справа* – участок крышечки гаметофора. Обозначения: *гп* – гастральная полость, *дк* – двуядерные клетки, *к* – крышечка гаметофора, *кн* – книдоциль, *ош* – опорные (локомоторные) щупальцы, *р* – рот, *ск* – стрекательные клетки, *сн* – стрекательная нить, *си* – осязательные (сенсорные) щупальцы.

ные гены, ответственные за многоклеточность. Таким образом, *P. hydriforme*, хотя и демонстрирует признаки редукции (например, отсутствие настоящих яиц и спермиев, дегенерацию женской гонады и смену пола исходно мужской гонады), по размеру генома все же вполне вписывается в тип Cnidaria, будучи ближе к их свободноживущим видам, чем к Мухозоа.

ХАРАКТЕРИСТИКА СТРЕКАТЕЛЬНЫХ КЛЕТОК *P. HYDRIFORME*

Стрекательные клетки у *P. hydriforme* образуются задолго до начала функционирования, еще на паразитической фазе цикла. Они дифференцируются из

интерстициальных клеток в эктодерме столона сразу после закладки в нем щупалец (начиная с августа), а используются только свободноживущими особями на протяжении всей их жизни в реке (с мая до конца лета). У свободноживущих полиподиев (рис. 1а) стрекательные клетки располагаются вокруг рта (рис. 1а, 1б) и на щупальцах (рис. 1а, 1в). На сенсорных щупальцах и по краю рта они служат для ловли и удержания добычи, а концы опорных (локомоторных) щупалец покрывают сплошным слоем (рис. 1а, 1в) и выстреливают при передвижении полиподия по субстрату (Ибрагимов, 1999, 2002; Ibragimov, Raikova, 2004). У половозрелых особей стрекательные клетки закупоривают гонады-гаметофоры, наполнен-

ные двуядерными клетками – инвазивной стадией развития полиподия, заражающей рыбу (рис. 1з). Стрекательные клетки служат для прикрепления гаметофоров к хозяину (Смольянов, Райкова, 1961).

У *P. hydriforme* обнаружены три размерных категории стрекательных капсул (книдоцист или нематоцист) с диаметром 12, 7 и 5 мкм (в среднем). Капсулы размером 7 мкм сосредоточены в области рта и на сенсорных щупальцах (рис. 1а, 1б), а капсулы размером 12 и 5 мкм в основном усеивают концы опорных щупалец (рис. 1а, 1в). Поскольку свободноживущие особи активно расходуют стрекательные клетки, образование новых капсул (книдогенез) не прекращается, и развивающиеся книдообласты мигрируют к местам их использования (Lipin, 1911). Развитие всех стрекательных капсул сходно (Lipin, 1911; Райкова, 1978) и типично для книдарий. Будущая капсула развивается из последней большой цистерны аппарата Гольджи. Стрекательная нить закладывается внекапсулярно и состоит из чередующихся светлых и темных фрагментов одинакового размера. Затем нить втягивается внутрь капсулы, в стенке которой к этому времени различаются внутренний и внешний слои, и капсула замыкается крышечкой, к которой крепится стрекательная нить (Raikova, 1990).

ТИПЫ СТРЕКАТЕЛЬНЫХ КАПСУЛ *P. HYDRIFORME*

Зрелые стрекательные капсулы *P. hydriforme* по классификации Шульце (Schultze, 1917) относятся к большим и малым глютинантам, а по классификации Вейла (Weill, 1934) – к типу atrichous и holotrichous isorhiza.

Atrichous isorhiza (атрихи) – большие капсулы диаметром около 12 мкм – устилают концы опорных щупалец (рис. 1а, 1в, 2а). Свернутая стрекательная нить в них занимает все пространство капсулы (рис. 1в). Нить уложена по принципу двойной складки и на срезах демонстрирует сложные профили (Raikova, 1990), но не “профиль пропеллера”, как в капсулах большинства книдарий, где прослеживается трехскладчатость (Mariscal, 1974). Все книдоцили таких капсул прямые и одинаковой длины (рис. 1в, 2а). Эти капсулы используются при передвижении полиподия по субстрату и при закоривании на нем. При этом выстреливающая стрекательная нить приклеивается к песчинкам, а капсула может легко отделяться от щупальца полиподия. Выстрелившая стрекательная нить длинная и ровная, на ней часто заметен обвивающий ее слизистый тяж (рис. 3в, 3з) (Ибрагимов, 1999, 2002; Ibragimov, Raikova, 2004).

Holotrichous isorhiza (холотрихи) – средние и мелкие капсулы, диаметром соответственно 7 и 5 мкм, лока-

лизуются вокруг ротового отверстия и на сенсорных щупальцах, а также единично встречаются на поверхности опорных щупалец. Капсулы диаметром 7 мкм окрашиваются гистологическими красителями. В капсулах вокруг рта (7 мкм) стрекательная нить отходит от крышечки капсулы под прямым углом, делает 2–3 витка, а затем укладывается на дне капсулы (рис. 1б). На электронограммах нить в капсуле демонстрирует S-образные профили, т.е. двухскладчатость (Ibragimov, Raikova, 2004). Капсулы же размером 5 мкм при гистологической окраске обычно остаются бесцветными, а нить в них, как и у атрих, заполняет все пространство капсулы (рис. 1в).

Выстрелившие нити капсул холотрих отличаются друг от друга длиной, они покрыты мелкими шипами, расположенными в два ряда (рис. 3д), что является их основной характеристикой, тогда как у других книдарий стрекательные нити имеют три ряда шипов. Некоторые нити суживаются к концу, поэтому их предлагается именовать holotrichous anisorhiza. Но внешне капсулы, еще не выстрелившие, неразличимы (Ибрагимов, 1999). Главное же отличие холотрих от атрих состоит в том, что холотрихи у полиподия обладают уникальными пенетрантными свойствами: их нить пронзает покровы тубифекса и парамеции (Raikova, 1990; Ibragimov, Raikova, 2004).

Стрекательные клетки у *P. hydriforme* (и атрихи, и холотрихи) относятся к самому примитивному типу нематоцист (Werner, 1965; Боженова, 1988; Östman, 1999, 2000; David et al., 2008; Fautin, 2009). Эволюция стрекательных клеток в настоящее время интенсивно разрабатывается, но книдоциты нашего объекта изучаются очень слабо, хотя благодаря своим необычным признакам интересны как определенная ступень эволюции стрекательных клеток, как возможное связующее звено между книдоцитами свободноживущих книдарий и полярными капсулами микссоспоридий.

ТОНКОЕ СТРОЕНИЕ СТРЕКАТЕЛЬНОЙ КЛЕТКИ И КНИДОЦИЛЬНОГО АППАРАТА

Каждая зрелая стрекательная клетка *P. hydriforme* имеет книдоцильный аппарат (рис. 1б, 1в; 2а–2д; 3а), состоящий из книдоциля – чувствительного механо-сенсорного неподвижного жгутика, окруженного кольцом выростов апикальной поверхности стрекательной клетки, называемых стереоцилиями (рис. 2д; 3а). Все стрекательные капсулы у полиподия имеют округлую форму, что не типично ни для глютинант, описанных в литературе (обычно продолговатых капсул) (Fautin, 2009), ни для других категорий книдоцитов большинства книдарий. Вторая их особенность – положение книдоциля непосредственно над крышечкой капсулы (рис. 1б, 1в; 2а–2д; 3а). Эта особен-

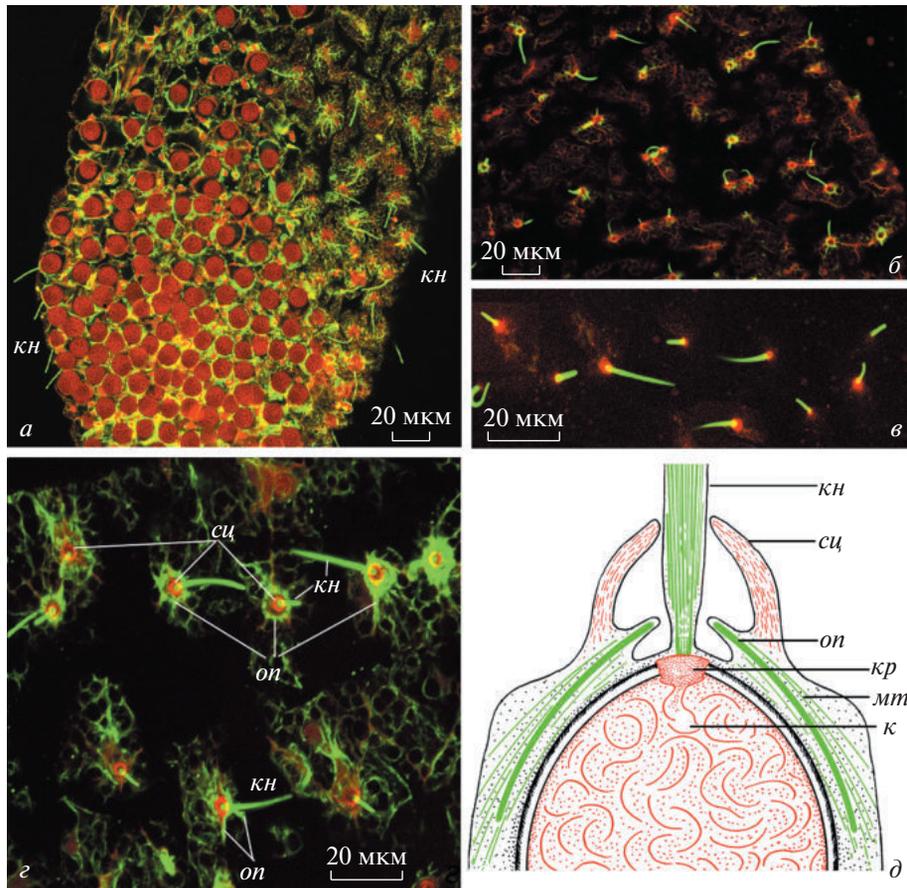


Рис. 2. Стрекательные клетки в щупальцах. Двойное окрашивание фаллоидином (красный) и антителами к α -тубулину (зеленый).

a – Кончик опорного щупальца, покрытый стрекательными клетками с книдоцилиями (*кн*); *б, в* – разнообразие форм книдоцилий на поверхности сенсорного щупальца; *г* – книдоцильный аппарат, макс-проекция нескольких оптических срезов. Видны зеленые тубулин-иммунореактивные (ИР) книдоцилии (*кн*), окруженные у основания красными (окрашенными фаллоидином) колечками стереоцилий (*сц*), и внешние зеленые колечки, состоящие из тубулин-ИР опорных палочек (*оп*). Из: Raikova, Raikova, 2016 с изменениями, публикуется по лицензии ELSEVIER № 4412051007103; *д* – схема книдоцильного аппарата на основе данных иммуноцитохимических реакций и электронной микроскопии (объяснения в тексте) из: Raikova, 1990 с существенными изменениями и дополнениями, публикуется по лицензии John Wiley and Sons № 4380961298041; *к* – стрекательная капсула со свернутой внутри стрекательной нитью, *кр* – крышечка стрекательной капсулы, *мт* – микротрубочки.

ность уникальная, известная только для книдоцитов полиподия. Кинетосома книдоцильного жгутика закреплена на крышечке капсулы (рис. 2*д*; 3*а*), и он, в отличие от книдоцилий других книдарий, лишен корневой нити. Третья особенность, вытекающая из центрального положения книдоцилия – монаксонная радиальная симметрия всего книдоцильного комплекса, а не билатеральная симметрия, как у других книдарий (Hausmann, Holstein, 1985).

Само строение книдоцилия полиподия (Raikova, 1990) также оригинальное: обычные для жгутиков 9 периферических дублетов микротрубочек оттеснены на периферию книдоцилия, а его середина заполнена множеством синглетов микротрубочек

(рис. 3*а*). Существенное отличие книдоцилия полиподия от таковых многих других книдарий – отсутствие плотного стержня в центре (Raikova, 1990). Плотный стержень, рассматриваемый как важный элемент, отвечающий за ригидность книдоцилия (Hwang et al., 2008) также отсутствует в книдоцилиях у Anthozoa и некоторых Hydrozoa. У гидры, многих Hydrozoa и Cubozoa плотный стержень присутствует. В нем обнаружен новый белок нематоцилин, гомологичный промежуточным филаментам, видимым под электронным микроскопом (Hwang et al., 2008).

Интересно, что книдоцилии капсул вокруг рта и на опорных щупальцах все одинаковые, прямые (рис. 1*б*, 1*в*; 2*а*), иногда чуть отклоняющиеся от вер-

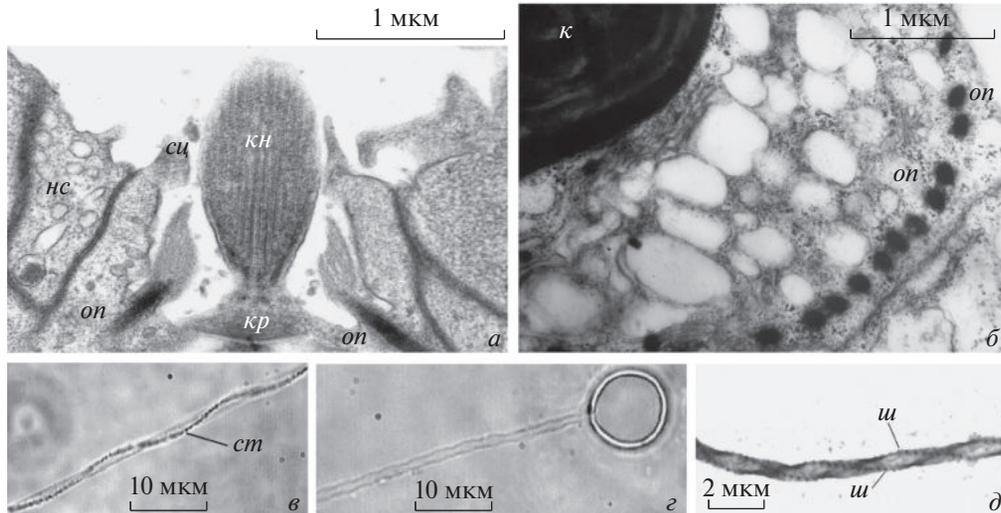


Рис. 3. Электронограммы стрекательных клеток и выстреливших стрекательных нитей.

а – Верхняя часть стрекательной клетки на сенсорном щупальце; книдоциль (*кн*) над крышечкой (*кр*) стрекательной капсулы; *слева* виден отросток нейросекреторной клетки (*нс*); *оп* – опорная палочка; *си* – стереоцилия. *б* – Часть клетки книдобласта, в верхнем левом углу – развивающаяся стрекательная капсула (*к*), по кругу – развивающиеся опорные палочки (*оп*). *в* – Участок выстрелившей нити atrichous isorhiza со слизистым тягом (*см*). *г* – Выстрелившая капсула (atrichous isorhiza) с гладкой нитью. *д* – Участок выстрелившей нити holotrichous isorhiza с двумя рядами мелких шипов (*ш*). *а, б* – Из Raikova, 1990 с изменениями, публикуются по лицензии John Wiley and Sons № 4380961298041. *в, г, д* – Из: Ibragimov, Raikova, 2004 с изменениями, публикуются по лицензии Springer Nature and Copyright Clearance Center № 4380960138477.

тикали, что наблюдается и на живом материале (Ибрагимов, 1999). В осязательных же щупальцах не все книдоцилии одинаковые. Среди них есть заостренные, как кинжал, есть и короткие тупоконечные, а есть даже изогнутые (рис. 2б–2г), что, по-видимому, объясняется как раз отсутствием центрального стержня. Такого разнообразия книдоцилий у капсул на одном и том же щупальце до сих пор в литературе не отмечалось.

Строение стрекательной клетки *Polypodium hydriforme* представлено на схеме (рис. 2д). Стрекательная капсула лежит в вакуоли, краевая цитоплазма изобилует микротрубочками и поэтому ярко красится на альфа-тубулин (зеленый цвет на рис. 2). Содержимое капсулы – стрекательная нить – крепится к крышечке капсулы и обычно окрашивается фаллоидином (красный цвет), что указывает на содержание фибриллярного актина. Над крышечкой находится книдоциль, он предсказуемо ярко красится на тубулин и отходит от кинетосомы, сидящей на крышечке капсулы. Его основание находится в полости, образованной апикальными выростами цитоплазмы клетки, которые называются стереоцилиями. Они ярко окрашиваются фаллоидином, т.к. укреплены актиновыми микрофиламентами, и образуют плотный воротничок, окружающий основание книдоциля (рис. 2б–2д). Под кольцом стереоцилий располагается другое, уже тубулин-иммунореактивное (зе-

леное) кольцо, образованное многочисленными опорными (поддерживающими) палочками (supporting rods) (рис. 2г, 2д). Их насчитывается более 30, и под световым микроскопом при виде сверху они напоминают спицы зонтика, расходящиеся в стороны от книдоциля. Вдоль опорных палочек располагаются сопровождающие их микротрубочки (рис. 2д), подстилающие границы клетки. На электроннограммах опорные палочки демонстрируют периодическую исчерченность (рис. 3а, 3б). Интересно отметить, что иммуноцитохимические исследования доказывают, что эти структуры состоят из тубулина (Raikova, Raikova, 2016), видимо представляя собой плотно упакованные микротрубочки. Это напоминает строение стилетов некоторых представителей Асоела, также состоящих из плотно спрессованных микротрубочек и демонстрирующих выраженную периодическую исчерченность (Tekle et al., 2007).

ИННЕРВАЦИЯ СТРЕКАТЕЛЬНЫХ КЛЕТОК *POLYPODIUM HYDRIFORME*

При иммуногистохимическом исследовании материала (Raikova, Raikova, 2016) оказалось, что стрекательные клетки у полиподия иннервируются нейронами FMRF-амид иммунореактивной субэпителиальной сети. Книдоциты не объединены в батареи вместе с другими клетками, как у гидры, но каждый из них вмонтирован в тубулиновый цитоскелет (рис. 2а, 2г),

что объясняется наличием огромного количества микротрубочек в цитоплазме таких клеток (Raikova, 1990). А холотрихи сенсорных щупалец еще и связаны между собой тубулиновой цитоскелетной сетью (рис. 2з), образованной микротрубочками, выстилающими границы эпидермальных клеток (Raikova, Raikova, 2016).

ФУНКЦИИ СТРЕКАТЕЛЬНЫХ КЛЕТОК *P. HYDRIFORME*

Что касается функций стрекательных клеток у нашего объекта, то именно способность приклеиваться, вытекающая из их названия (глитинанты), несомненно только для книдоцитов, устилающих концы опорных щупалец, так как на дне аквариума среди песчинок часто попадаются выстрелившие нити, отходящие от опустевших капсул (рис. 3в, 3з).

У холотрих с пенетрантной функцией, окружающих рот полиподия, стрекательная нить имеет два ряда шипов (рис. 3д). Во время экспериментального кормления полиподиев олигохетами *Tubifex tubifex*, выстрелившая стрекательная нить проникает в покровы червя и, по-видимому, распрямляется не сразу, так как на электронограммах наряду с пустыми фрагментами нити различимы ее еще не распрямившиеся спиральные витки (Ibragimov, Raikova, 2004). Околоротовые холотрихи еще и очень крепко удерживают добычу: полиподии буквально впиваются в червя ртом, втягивая его тело в гастральную полость, иногда даже лопаются от переедания. Они долго сидят на червяке щупальцами вверх, как бы напоминая, что их рот образовался в месте отрыва от столона, т.е. что он — бывшая подошва.

Как функционируют книдоциты осязательных щупалец с книдоцилиями разной формы (изогнутыми и по-разному заостренными), пока не ясно.

Что касается стрекательных клеток на гонадах-гаметофорах, то они изучались только под световым микроскопом. Различаются две их размерные категории: более крупные (7 мкм) находятся в крышечке, а мелкие (5 мкм) — по краям гаметофора (рис. 1з). Более мелкие книдоциты первыми соприкасаются с поверхностью заражаемого объекта и, по-видимому, закрепляют гаметофор на покровах нового хозяина (Смолянов, Райкова, 1961), а крышечка при выстреливании ее стрекательных капсул разрушается, открывая доступ двудерным клеткам гаметофора. После выстреливания и те, и другие книдоциты оставляют опустевшие круглые капсулы.

В научной литературе стрекательные клетки книдарий часто рассматриваются как предшественники механорецепторов (Holstein, Hausmann, 1988). Мы вполне разделяем эту точку зрения и считаем, что

книдоциты *P. hydriforme* как раз благодаря уникальному книдоцильному аппарату морфологически наиболее близки к механорецепторам (Raikova, 1990).

СРАВНЕНИЕ КНИДОЦИТОВ ПОЛИПОДИЯ С ПОЛЯРНЫМИ КАПСУЛАМИ МИКСОСПОРИДИЙ

Развитие полярных капсул Мухозоа даже в деталях ультраструктуры сходно с развитием нематоцист книдарий. Они также берут начало от большой цистерны аппарата Гольджи, далее также образуется наружная стрекательная нить, которая втягивается в капсулу (Успенская, 1984; Okamura, Gruhl, 2015). В последние годы показано, что белки (микроколлагены), формирующие стенку полярной капсулы миксоспоридий, те же, что и в капсулах книдарий, только менее разнообразны (Shpirer et al., 2014). Поэтому многие специалисты пришли к общему мнению о гомологии стрекательных капсул книдарий и полярных капсул Мухозоа (подробнее см.: Okamura, Gruhl, 2015). Сравнение структуры капсул у Мухозоа и *P. hydriforme* показало, что два из трех миниколлагенов у них общие, а 11 транскриптомов миниколлагенов у *P. hydriforme* уникальны (Shpirer et al., 2014).

Считается, что полярные капсулы Мухозоа не имеют книдоцилия, видимого под световым микроскопом. Однако возможно, что иммунореактивный к тубулину книдоциль, находящийся над крышечкой всех разновидностей книдоцитов у *P. hydriforme*, мог бы быть гомологичен также иммунореактивной к тубулину полярной шапочке над протоками полярной капсулы Мухозоа (Успенская, Райкова, 2004).

Недавняя работа по полярным капсулам Мухозоа (Ben-David et al., 2016) подтвердила сходство их выстреливающих нитей именно со стрекательными нитями книдоцитов (холотрих) *P. hydriforme*, поскольку и те, и другие снабжены двумя рядами шипов. К тому же выстрелившие нити полярных капсул могут на какой-то момент сокращаться в длине перед полным распрямлением. Это напоминает наблюдавшийся нами случай нахождения скрученного участка нити в покровах тубифекса (Ibragimov, Raikova, 2004).

Мы полагаем, что по целому ряду признаков ближе всего к классу Polypodiozoa находится более примитивная группа Мухозоа — Malacosporaea (паразиты мшанок). Это также признано в литературе (Zrzavý, Нурша, 2003; Okamura, Gruhl, 2015) и, вдобавок, именно у этой группы полярные капсулы сферические, как у полиподия.

Однако стрекательные клетки *P. hydriforme* при большом сходстве с полярными капсулами Мухозоа имеют лишь одну общую с ними функцию — заражение нового хозяина. Вероятно, с утратой миксоспо-

ридиями свойственного книдариям образа жизни, их полярные капсулы утратили также все свойственные книдоцитам функции, связанные со свободной жизнью. Так, например, они не обладают пенетрантной функцией (Fiala et al., 2013).

ЗАКЛЮЧЕНИЕ

Все сказанное выше свидетельствует о том, что всестороннее изучение стрекательных клеток *P. hydriforme*, особенно типа holotrichous isorhiza с разнообразными выстрелившими нитями (Ибрагимов, 1999) и неодинаковыми книдоцилями (Raikova, Raikova, 2016) заслуживает продолжения. В частности, необходима точная идентификация функций этих клеток. Это важно также и для решения проблемы эволюции книдоциля. По нашему мнению, совокупность полученных данных по стрекательным клеткам *P. hydriforme* дает нам право рассматривать их как важную ступень в эволюции нематоцист.

Работа выполнена по государственному заданию № 0124-2018-0003 (рег. ЦИТиС № АААА-А17-117032350035-4 и № АААА-А17-117030110029-3) при финансовой поддержке Российского фонда фундаментальных исследований (проекты 15-29-02650 и 16-04-00593). Работа проводилась с использованием оборудования Центра коллективного пользования “Таксон” Зоологического института РАН (www.ckrp.ru/ckrp/3038/?sphrase_id=8879024).

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

- Боженова О.В. 1988. Современные представления о классификации стрекательных капсул Cnidaria. В кн.: Губки и книдарии. Современное состояние и перспективы исследования. Л.: Зоол. ин-т АН СССР. 57–71. (Bozhenova O.V. 1988. Modern ideas on classification of cnidarian stinging capsules. In: Sponges and Cnidaria. Contemporary state and perspectives of investigations. Leningrad: Zool. Inst. Acad. Sci. USSR. 57–71.)
- Ибрагимов А.Ю. 1999. Стрекательные клетки книдарии *Polypodium hydriforme* – паразита ооцитов осетрообразных рыб. Цитология. 41 (2) : 200–209. (Ibragimov A.Yu. 1999. Stinging cells of cnidarian *Polypodium hydriforme*, a parasite from eggs of acipenseriform fishes. Tsitologiya. 41 (2) : 200–209.)
- Ибрагимов А.Ю. 2002. Особенности строения стрекательных нитей нематоцист паразитической книдарии *Polypodium hydriforme*. Цитология. 44 (1) : 24–32. (Ibragimov A.Yu. 2002. Peculiarities of stinging tubules in nematocysts from parasitic cnidarian *Polypodium hydriforme*. Tsitologiya. 44 (1) : 24–32.)
- Ибрагимов А.Ю. 2003. *Polypodium hydriforme* в ооцитах стерляди из реки Северная Двина. Паразитология. 37 (2) : 134–138. (Ibragimov A.Yu. 2003. *Polypodium hydriforme* in sterlet oocytes in the Severnaya Dvina river. Parasitologiya. 37 (2) : 134–138.)
- Райкова Е.В. 1978. Электронномикроскопическое исследование развития стрекательных капсул у паразитического столона *Polypodium hydriforme*. Цитология. 20 (4) : 384–390. (Raikova E.V. 1978. Electron microscopic investigation of the nematocyst development in the parasitic stolon of *Polypodium hydriforme* Ussov (Coelenterata). Tsitologiya. 20 (4) : 384–390.)
- Райкова Е.В. 1988. О систематическом положении *Polypodium hydriforme* Ussov (Cnidaria). В кн.: Губки и книдарии. Современное состояние и перспективы исследования. Л.: Зоол. ин-т АН СССР. С.: 116–122. (Raikova E.V. 1988. On the systematic position of *Polypodium hydriforme* Ussov (Coelenterata). In: Sponges and Cnidaria. Contemporary state and perspectives of investigations. Leningrad: Zool. Inst. Acad. Sci. USSR. P. 116–122.)
- Райкова Е.В. 2005. Цитоморфологические особенности *Polypodium hydriforme* и проблема филогении Мухозоа и Cnidaria. Цитология. 47 (10) : 933–939. (Raikova E.V. 2005. Cytomorphological characters of *Polypodium hydriforme* and the problems of Muxozooan and Cnidarian phylogeny. Tsitologiya. 47 (10) : 933–939.)
- Смолянов И.И., Райкова Е.В. 1961. Нахождение половозрелых *Polypodium hydriforme* Ussov (Coelenterata) на личинках осетровых рыб. Докл. АН СССР. 141 (5) : 1271–1274. (Smolyanov I.I. Raikova E.V. 1961. Finding of sexually mature *Polypodium hydriforme* Ussov (Coelenterata) on larvae of acipenserid fish. Doklady Akademii Nauk USSR. 141 : 1271–1274.)
- Успенская А.В. 1984. Цитология миксоспоридий. Л.: Наука. 112 с. (Uspenskaya A.V. 1984. Cytology of Muxosporidia. Nauka: Leningrad. 112 p.)
- Успенская А.В., Райкова Е.В. 2001. Цитологические аспекты сходства и различия миксоспоридий и книдарий. Цитология. 43 (3) : 284–309. (Uspenskaya A.V., Raikova E.V. 2001. Cytological aspects of similarity and difference of Muxozooa and Cnidaria. Tsitologiya. 43 (3) : 284–309.)
- Успенская А.В., Райкова О.И. 2004. Локализация F-актина и бета-тубулина в стрекательном аппарате микоспоры *Muxobolus pseudodispar* Gorbunova, 1936 (Мухозоа, Мухоспора). Цитология 46 (8) : 748–754. (Uspenskaya A.V., Raikova O.I. 2004. F-actin and beta-tubulin localization in the muxospore stinging apparatus of *Muxobolus pseudodispar* Gorbunova, 1936 (Muxozooa, Muxosporea). Tsitologiya 46 (8) : 748–754.)
- Ben-David J., Atkinson S.D., Pollak Y., Yossifon G., Shavit U., Bartholomew J.L., Lotan T. 2016. Muxosoan polar tubules display structural and functional variation. Parasites Vectors. 9 : 549. doi 10.1186/s13071-016-1819-4
- Bouillon J., Boero F. 2000. The Hydrozoa: a new classification in the light of old knowledge. Thalassia Salentina, Università degli Studi di Lecce, Dipartimento di biologia, Porto Cesario (Lecce). 24 : 3–296.
- Chang E., Neuhofer M., Rubinstein N.D., Diamant A., Philippe H., Huchon D., Cartwright P. 2015. Genomic insights into the

- evolutionary origin of Myxozoa within Cnidaria. Proc. Nat. Acad. Sci. USA. 112 (48) : 14912–14917.
- David C.N., Özbek S., Adamczyk P., Meier S., Pauly B., Chapman J., Hwang J.S., Gojobori T., Holstein T.W. 2008. Evolution of complex structures: minicollagens shape the cnidarian nematocyst. Trends Genet. 24 : 431–438.
- Evans N.M., Lindner A., Raikova E.V., Collins A.G., Cartwright P. 2008. Phylogenetic placement of the enigmatic parasite, *Polypodium hydriforme*, within the phylum Cnidaria. BMC Evol. Biol. 8 : 139–150.
- Fautin D.G. 2009. Structural diversity, systematics, and evolution of cnidae. Toxicon. 54 : 1054–1064.
- Fiala I., Kyslík J., Cinková M., Bartošová P. 2013. Analysis of mitochondrial genomic data reveals the phylogenetic placement of Myxozoa and *Polypodium hydriforme* within the medusozoan cnidarians. In: Abstract of the 16th International conference on diseases of fish and shellfish. Tampere, Finland. 2–6 Sept. 2013. 2–6.
- Foxx J., Siddall M.E. 2015. The road to Cnidaria: history of phylogeny of the Myxozoa. J. Parasitol. 101 : 269–274.
- Hausmann K., Holstein T.W. 1985. Bilateral symmetry in the cnidocil-nematocyst complex of the freshwater medusa *Craspedacusta sowerbii* Lankester (Hydrozoa, Limnomedusae). J. Ultrastruct. Res. 90 : 89–104.
- Holstein T.W., Hausmann K. 1988. The cnidocil apparatus of Hydrozoans: a progenitor of higher metazoan mechanoreceptors? In: The biology of nematocysts. Academic Press, San Diego: P. 53–73.
- Hwang J.S., Takaku Y., Chapman J., Ikeo K., David C.N., Gojobori T. 2008. Cilium evolution: identification of a novel protein, nematocilin, in the mechanosensory cilium of *Hydra* nematocytes. Mol. Biol. Evol. 25 : 2009–2017.
- Ibragimov A.Yu., Raikova E.V. 2004. Nematocysts of *Polypodium hydriforme*, a cnidarian parasite of acipenseriform fishes. Hydrobiol. 530 : 165–171.
- Kayal E., Bentlage B., Pankey M.S., Ohdera A.H., Medina M., David C.N., Plachetzki C., Collins A., Ryan J.F. 2018. Phylogenomics provides a robust topology of the major cnidarian lineages and insights on the origins of key organismal traits. BMC Evol. Biol. 18 (1) : 68.
- Lipin A.N. 1911. Die Morphologie und Biologie von *Polypodium hydriforme* Uss. Zool. Jahrb. (Anat.). 31 : 317–426.
- Mariscal R.N. 1974. Nematocysts. In: Coelenterate biology: reviews and new perspectives. New York: Acad. Press. 129–166.
- Okamura B., Gruhl A. 2015. Myxozoan affinities and route to endoparasitism. In: Myxozoan evolution, ecology and development. Berlin: Springer. 23–44.
- Östman C. 1999. Nematocysts and their value as taxonomic parameters within the Campanulariidae (Hydrozoa). A review based on light and scanning electron microscopy. Zoosyst. Rossica. 1 : 17–28.
- Östman C. 2000. A guideline to nematocyst nomenclature and classification, and some notes on the systematic value of nematocysts. Sci. Mar. 64 : 31–46.
- Raikova E.V. 1987. Peculiarities of the embryonic development of *Polypodium hydriforme* Ussov (Coelenterata), a parasite of acipenserid oocytes. Gegenbaurs Morphol. Jahrb. 133 : 99–121.
- Raikova E.V. 1990. Fine structure of the nematocytes of *Polypodium hydriforme* Ussov (Cnidaria). Zool. Scr. 19 : 1–11.
- Raikova E.V. 1994. Life cycle, cytology, and morphology of *Polypodium hydriforme*, a coelenterate parasite of the eggs of Acipenseriform fishes. J. Parasitol. 80 : 1–22.
- Raikova E.V. 2002. *Polypodium hydriforme* infection in the eggs of acipenseriform fishes. J. Appl. Ichthyol. 18 : 405–415.
- Raikova E.V., Raikova O.I. 2016. Nervous system immunocytochemistry of the parasitic cnidarian *Polypodium hydriforme* at its free-living stage. Zoology. 119 : 143–152.
- Schultze P. 1917. Neue Beiträge zu einer Monographie der Gattung Hydra. Arch. Biontol. 4 (2) : 33–119.
- Siddall M.E., Martin D.S., Bridge D., Desser S.S., Cone D.K. 1995. The demise of a phylum of protists : phylogeny of Myxozoa and other parasitic Cnidaria. J. Parasitol. 81 : 961–967.
- Shpirer E., Chang E.S., Diamant A., Rubinstei N., Cartwright P., Huchon D. 2014. Diversity and evolution of myxozoan minicollagens and nematogalactins. BMC Evol. Biol. 14 : 205.
- Tekle Y.I., Raikova O.I., Justine J.-L., Jondelius U. 2007. Ultrastructure and tubulin immunocytochemistry of the copulatory stylet-like structure in *Childia* species (Acoela). J. Morphol. 268 : 166–180.
- Weill R. 1934. Contribution à l'étude des cnidaires et de leurs nématocystes. Trav. Stat. Zool. Wimereux. 10–11 : 1–701.
- Weill R. 1938. L'interprétation des Cnidosporidies et la valeur taxonomique de leur cnidome. Leur cycle comparée à la phase larvaire des Narcoméduses Cuninides. Trav. Stat. Zool. Wimereux. 13 : 727–744.
- Werner B. 1965. Die Nesselkapseln der Cnidaria mit besonderer Berücksichtigung der Hydroida. I. Klassifikation und Bedeutung fuer die Systematik und Evolution. Helgoländer wiss. Meeresunters. 12 : 1–39.
- Zapata F., Goetz F.E., Smith S.A., Howison M., Siebert S., Church S.H., Sanders S.M., Ames C.L., McFadden C.S., France S.C., Daly M., Collins A.G., Haddock S.H., Dunn C.W., Cartwright P. 2015. Phylogenomic analyses support traditional relationships within Cnidaria. PLoS One. 10 : e0139068.
- Zrzavý J. 2013. The interrelationships of metazoan parasites: a review of phylum- and higher-level hypotheses from recent morphological and molecular phylogenetic analyses. Folia Parasitol. 48 (2) : 81–103.
- Zrzavý J., Hypša V. 2003. Myxozoa, *Polypodium*, and the origin of the Bilateria: the phylogenetic position of “Endocnidozoa” in light of the rediscovery of *Buddenbrockia*. Cladistics. 19 : 164–169.

CNIDOCYTES OF *POLYPODIUM HYDRIFORME* (CNIDARIA, POLYPODIOZOA)**E. V. Raikova^{a,*} and O. I. Raikova^{b,c}**^a*Institute of Cytology RAS, St.-Petersburg, 194064, Russia*^b*Zoological Institute RAS, St.-Petersburg, 199034, Russia*^c*St.-Petersburg State University, Chair of invertebrate zoology, St.-Petersburg, 199034, Russia***E-mail: ekaterina.raikova@gmail.com*

The review summarizes data on stinging cells (cnidocytes) of a parasitic cnidarian *Polypodium hydriforme*. Cnidocytes of this cnidarian belong to two categories, atrichous and holotrichous isorhizas. Their unique characters are discussed, such as monaxon symmetry of cnidocil complex, variations in shape and size of the cnidocils, formerly unknown penetration function for the glutinants, and the presence of two rows of tiny spines on the stinging threads of holotrichous isorhiza. *Polypodium* cnidocytes are compared both with cnidocytes of free-living Cnidaria and with polar capsules of Myxozoa, obligatory parasites now included into Cnidaria. For the first time the correspondence of data obtained by methods of electron microscopy and those obtained by confocal microscopy and immunocytochemistry (with α -tubulin antibodies and phalloidin staining) is studied. The periodically-striated supporting rods in cnidocytes were shown to contain tubulin, thus, supposedly they are composed of tightly packed microtubules. The cnidocytes of *Polypodium hydriforme* are considered to be a step in a stinging cells evolution between free-living and parasitic Cnidaria.

Keywords: *Polypodium hydriforme*, Cnidaria, Myxozoa, stinging cells, cnidocytes, immunocytochemistry, tubulin, phalloidin